```
4/7/1
DIALOG(R) File 352: Derwent WPI
(c) 2002 Derwent Info Ltd. All rts. reserv.
011721332
WPI Acc No: 1998-138242/199813
  Preparing heat-resistant phosphorylase - comprises culturing microbial
  host transformed with vector containing gene encoding enzyme at high
  temperatures
Patent Assignee: EZAKI GLICO CO LTD (EZAK )
Number of Countries: 001 Number of Patents: 001
Patent Family:
              Kind
Patent No
                     Date
                             Applicat No
                                            Kind
                                                   Date
                                                            Week
                 19980120 JP 96176231
JP 10014580
                                             Α
                                                 19960705
                                                          199813 B
Priority Applications (No Type Date): JP 96176231 A 19960705
Patent Details:
Patent No Kind Lan Pg Main IPC
                                     Filing Notes
JP 10014580
                16 C12N-015/09
            Α
Abstract (Basic): JP 10014580 A
       Phosphorylase having a substrate specificity for alpha -1,4-glucan
    or glucose-1-phosphate, optimum temperature 50 deg. C, heat resistance
    to 60 deg. C and pH stability 6.5 - 11, is new. Also claimed are: (1) a
    phosphorylase gene having a 798 aa sequence (given in the
    specification); (2) primers for amplification of (1) having a 29 aa
    acid sequence (given in the specification), and (3) microbial host
    transformed with a vector comprising (1).
       ADVANTAGE - The enzyme is highly heat resistant.
       Dwg. 0/9
Derwent Class: B04; D16
International Patent Class (Main): C12N-015/09
International Patent Class (Additional): C12N-009/10; C12N-015/09;
 C12R-001-07; C12R-001-19
```

(19)日本国特許庁 (JP)

(12) 公開特許公報(A)

(11)特許出顧公開番号

特開平10-14580

(43)公開日 平成10年(1998) 1月20日

(51) Int.Cl. C 1 2 N // (C 1 2 N	15/09 9/10	Z	別記号 NA	庁内整理番号 9282-4B	F I C 1		15/00 9/10	-	ZNAA	技術表示箇所
# (C12N	1:07)	Z	NA							
(C12N	9/10									
				審查請求	未請求	請求	項の数21	OL	(全 16 頁)	最終頁に続く
(01) III = 4 =		AA EFFERNO	4				J			

(21)出願番号	特願平8-176231	(71)出願人 000000228
		江崎グリコ株式会社
(22) 出顧日	平成8年(1996)7月5日	大阪府大阪市西淀川区歌島4丁目6番5号
		(72)発明者 高田 洋樹
		兵庫県神戸市須磨区清水台1番8号 1-
		813
		(72)発明者 鷹羽 武史
		兵庫県神戸市北区日の峰4-7-16
		(72)発明者 岡田 茂孝
		奈良県生駒市東生駒3丁目207-269
		(72)発明者 今中 忠行
		大阪府吹田市藤白台2丁目28番11号
		(74)代理人 弁理士 山本 秀策

(54) 【発明の名称】 耐熱性ホスホリラーゼ、およびその製造方法

(57)【要約】

【課題】 耐熱性ホスホリラーゼを提供すること、およびそれを利用したグルコース-1-リン酸またはα-グルカンの製造方法の確立

【解決手段】 耐熱性ホスホリラーゼをコードする遺伝子を単離し、高発現可能な発現ベクターに挿入し、大腸菌で発現させることにより、耐熱性ホスホリラーゼを単離する。単離は菌体抽出液を60℃で加熱処理し、遠心分離することにより簡単に行われる。耐熱性ホスホリラーゼを用いて60℃以上の温度で反応させることにより老化と雑菌汚染を伴わない、グルコース-1-リン酸およびα-グルカンの製造方法が提供される。

【特許請求の範囲】

【請求項1】 ホスホリラーゼであって以下の性質: 1)基質特異性:α-1,4-グルカンまたはグルコース-1-リン酸:

2)至適温度:50℃;

3)耐熱性:60℃においても耐熱性であり;および 4) pH安定性: pH6.5~11; を有する、ホスホリラーゼ。 【請求項2】 配列表の配列番号1の1位のMetから798

位のMetまでのアミノ酸配列を有する、請求項1に記載 のホスホリラーゼ。

【請求項3】 配列表の配列番号1の1位のMetから798 位のMetまでのアミノ酸配列中の1またはそれ以上のア ミノ酸の欠失、置換、あるいは付加による変異を有する ホスホリラーゼであって、該変異を含むホスホリラーゼ が、該変異を含まないホスホリラーゼと同等またはそれ 以上の比活性および耐熱性を有する、請求項1に記載の ホスホリラーゼ。

【請求項4】 前記ホスホリラーゼが、バチルス ステ アロサーモフィラスTRBE14株由来である、請求項1に記 載のホスホリラーゼ。

【請求項5】 請求項2または3のいずれかの項に記載 のホスホリラーゼであって、比活性が大腸菌ホスホリラ ーゼよりも髙い、ホスホリラーゼ。

【請求項6】 前記比活性が大腸菌グリコーゲンホスホ リラーゼの少なくとも9倍である、請求項2または3の いずれかの項に記載のホスホリラーゼ。

【請求項7】 配列表の配列番号1の1位のMetから798 位のMetまでのアミノ酸配列をコードする配列を含む、 ホスホリラーゼ遺伝子。

【請求項8】 前記ホスホリラーゼ遺伝子が配列表の配 列番号4に記載のDNA配列である、ホスホリラーゼ遺伝 子。

【請求項9】 配列表の配列番号1の1位のMetから798 位のMetまでのアミノ酸配列中の1またはそれ以上のア ミノ酸の欠失、置換、あるいは付加による変異を有する ホスホリラーゼであって、該変異を含むホスホリラーゼ が、該変異を含まないホスホリラーゼと同等またはそれ 以上の比活性および耐熱性を有するホスホリラーゼをコ ードする遺伝子。

【請求項10】 配列表の配列番号2および3のプライ マーのセットを用いてPCRにより増幅される、ホスホリ ラーゼ遺伝子を含むDNA。

【請求項11】 請求項7~10のいずれかの項に記載 の耐熱性ホスホリラーゼ遺伝子を含有する発現ベクタ

【請求項12】 請求項11に記載の発現ベクターで形 質転換された微生物。

前記微生物が原核生物である、請求項 【請求項13】 12に記載の形質転換微生物。

【請求項14】 前記微生物が中温菌である、請求項1

2に記載の形質転換微生物。

【請求項15】 前記原核生物がEscherichia coliであ る、請求項13に記載の形質転換微生物。

【請求項16】 請求項11に記載の形質転換された微 生物を培養する工程、60℃以上に加熱する工程、および 該培養により生産されたホスホリラーゼを回収、精製す る工程を含む、耐熱性ホスホリラーゼの製造方法。

【請求項17】 前記形質転換された微生物が中温菌で ある、請求項16に記載の方法。

前記形質転換された微生物がEscheric 【請求項18】 hia coliである、請求項16に記載の方法。

請求項16に記載の方法によって回 【請求項19】 収、精製されたホスホリラーゼ。

【請求項20】 請求項1ないし3のいずれかの項に記 載のホスホリラーゼを用いてα-グルカンを加リン酸分 解する工程を含む、グルコース-1-リン酸を生成する方 法。

【請求項21】 糖類およびグルコース-1-リン酸を基 質として、請求項1ないし3に記載のホスホリラーゼを 作用させる工程を含む、α-グルカンの合成方法。

【発明の詳細な説明】

[0001]

【発明の属する技術分野】本願発明は、新規な耐熱性の ホスホリラーゼ、このホスホリラーゼをコードする遺伝 子、このホスホリラーゼを発現する発現ベクター、この ホスホリラーゼの製造方法、および耐熱性のホスホリラ ーゼを用いるグルコース-1-リン酸ならびにα-グルカン の製造方法に関する。

[0002]

【従来の技術】ホスホリラーゼ(EC.2.4.1.1)は、馬鈴薯 塊茎などの植物、ウサギ筋肉などの動物、酵母などの微 生物等に広く分布していることが知られている。そして ホスホリラーゼは、医療用抗菌剤、抗腫瘍剤(白金錯 体)、心臓病の治療薬(アミン塩)、およびα-グルカン合 成の基質として有用であるグルコース-1-リン酸(「G-1-P」とも略称される)を合成する際に有用な酵素である。

【0003】さらに、ホスホリラーゼは、アミロースな どのα-グルカンを合成する際にも有用である。例え ば、図1に記載のように、ホスホリラーゼをグルコース -1-リン酸とマルトペンタオース等の糖類との混合物に 作用させることによって、逆合成反応により a - グルカ ンが合成される。得られたα-グルカンは、サイクロア ミロースをはじめとする有用糖質の合成の基質として使 用されている。

【0004】グルコース-1-リン酸の製造、あるいはα-グルカンの製造には、おもに馬鈴薯由来のホスホリラー ゼが用いられている。これは、比較的大量の酵素が得易 いことによる。大腸菌(Escherichia coli)由来のホスホ リラーゼも、その遺伝子が単離されていることから、大 **量に製造されている。**

【0005】 a -グルカン加工において工業的に酵素を 使用する場合は、基質であるα-グルカンの老化を抑制 し、および雑菌汚染を防止するために、60℃以上で反応 を行うことが望ましいとされている。しかし、これらの 酵素は全て30℃~45℃程度の中温域で高い活性を有する 酵素であり、60℃以上の高温には用いられない。例え ば、 大腸菌由来のホスホリラーゼ酵素の反応至適温度 は30℃であり(Weinhusel艪轣AEnzyme and Microbial Te chnology <u>17</u>, 140-146 (1994))、 馬鈴薯由来のホスホ リラーゼ酵素の反応至適温度は40℃であり(喜多ら、特 開平2-231092)、およびウサギ筋肉由来のホスホリラー ゼ酵素の反応至適温度は30℃である(Nakataniら、J. Ap p. Biochem. <u>5</u>, 371-374 (1983))。最も反応至適温度の 高いホスホリラーゼでも、その温度は高くとも45℃程度 である(Weinhusel艪轣AApp. Microbiol, Biotechnol (1 994) 41, 510-516).

【0006】そのため、雑菌の汚染およびα-グルカンの老化が生じ、グルコース-1-リン酸を効率よく製造できないという問題点は解決されていないままである。

【0007】また、ホスホリラーゼの逆反応を利用してアミロースなどのα-グルカンを作る場合にも、雑菌汚染や生産物であるα-グルカンの老化を防止するために60℃以上の温度で反応を行うことが望ましい。

【0008】そこで、60℃の反応温度においても、活性 を有する耐熱性の酵素の単離が必要とされてきた。

【0009】ところで、大腸菌(以下、E. coliということもある)は2種のホスホリラーゼを有し、それぞれ、マルトデキストリンホスホリラーゼ(MalP)およびグリコーゲンホスホリラーゼ(GlgP)と呼ばれている。細菌のGlgPの比活性が他のホスホリラーゼに比べて極端に低いことは特徴的である。これは、増殖に不適切な条件下で蓄積したグリコーゲンを徐々に分解するため、細菌においては比活性の低いGlgPが必要とされるからであると考えられている(Yuら、J. Biol. Chem. 263, 13706-13711, 1988)。

【0010】バチルス属細菌においては、バチルス サチルス (Bacillus subtilis)からGlgP遺伝子と相同性を有する遺伝子が単離されている (Kielら、Mol. Microbio 1. 11.203-218, 1994)。この遺伝子はグリコーゲン生合成系遺伝子群の最後に存在していることが知られている (図 2 (a)を参照)が、大腸菌のMalPに相当する遺伝子が存在するかどうかは明らかでない。

【0011】他方、バチルス属の微生物においては好熱性菌が存在する。しかし好熱菌において、図2(a)に示されるようなバチルス サチルスと同様のグリコーゲン生合成系遺伝子群が存在しているかどうかは不明であり、他属の好熱性細菌においても同様に、そのようなグリコーゲン生合成系遺伝子群が存在するかどうかについては、全く不明であった。

【0012】例えば、バチルス ステアロサーモフィラ

ス(Bacillus stearothermophilus) CU21株の場合には、そのグリコーゲン生合成系遺伝子群は挿入配列によって分断されており、機能していない(Kielら、DNA Seq. - J. DNA Seq. Map. 4. 1-9, 1993)。またバチルス ステアロサーモフィラス1503-4R var. 4株では、グリコーゲン生合成系に属する遺伝子であるブランチングエンザイム遺伝子が単離されているが、その下流において意味のある塩基配列は現在のところ発見されていない(Kielら、Mol. Gen. Genet., 230, 136-144, 1991)。さらに、バチルス カルドリティカスではブランチングエンザイム遺伝子の下流に、図 2(a)に示されるバチルス サチルスと同様なグリコーゲン生合成系遺伝子群と良く似た遺伝子の1部が存在することが発見されたが、ホスホリラーゼ遺伝子が存在するかどうかは不明である(Kielら、Seq. -J. DNA Seq. Map. 3, 1-9, 1992)。

【0013】そのさらに下流にホスホリラーゼ遺伝子が存在したとしても、バチルス ステアロサーモフィラスC U21株の例から考えられるように、ホスホリラーゼ遺伝子が分断されている可能性がある。またブランチングエンザイム自身に耐熱性がない(Kielら、Seq. -J DNA Seq. Map. 3, 1-9, 1992)ため、ホスホリラーゼ遺伝子が完全な形で存在したとしても、そのホスホリラーゼが耐熱性を有するかどうかは不明であった。

【0014】さらに、大腸菌において、GlgPはグリコーゲン合成自体には不要であるとされているため、グリコーゲンを合成する好熱菌においてもバチルス サチルスのようなホスホリラーゼを有するグリコーゲン生合成系遺伝子群が存在するかどうかは不明であった。またホスホリラーゼが得られたとしても、大腸菌の場合のように極端に比活性が低い可能性が考えられた。

【0015】従って、耐熱性のホスホリラーゼが産業的にも必要とされていたのにもかかわらず、その存在は不明であり、そしてこの耐熱性酵素の単離は、当業者の課題であった。

[0016]

【発明が解決しようとする課題】本願発明は上記の問題 を解決するためのものであり、その目的とするところ は:

- (1) 耐熱性ホスホリラーゼをコードする遺伝子を単離すること;
- (2) 高発現可能な発現ベクターに挿入したものを、微生物などの適切な宿主に導入することにより、上記ホスホリラーゼを生産する組換え体を得ること;
- (3) 本酵素遺伝子を大腸菌などの中温菌を宿主として発現させることによって、耐熱性ホスホリラーゼを含む得られた菌体抽出液を60℃で加熱処理することにより、夾雑酵素を簡単に除き得、精製の面においても有利であるような、ホスホリラーゼ酵素の製造方法を確立すること:あるいは
- (4) 耐熱性ホスホリラーゼを用い、高い温度で反応さ

せることにより従来の問題点を克服するグルコース-1-リン酸あるいは a - グルカンの製造方法を確立すること: にある。

[0017]

【課題を解決するための手段】本願発明のホスホリラーゼは、基質特異性としてα-1,4-グルカンを分解してグルコース-1-リン酸を生成する作用を有し、至適温度が50℃であり、60℃においても耐熱性であり、pH6.5~11の範囲で安定である性質を含む。

【0018】好ましい実施態様においては、配列表の配列番号1の1位のMetから798位のMetまでのアミノ酸配列を有する。

【0019】好ましい実施態様においては、配列表の配列番号1の1位のMetから798位のMetまでのアミノ酸配列中の1またはそれ以上のアミノ酸の欠失、置換、あるいは付加による変異を有するホスホリラーゼであって、該変異を含むホスホリラーゼが、該変異を含まないホスホリラーゼと同等またはそれ以上の比活性および耐熱性を有する。

【0020】好ましい実施態様においては、前記ホスホリラーゼが、バチルス ステアロサーモフィラスTRBE14 株由来である。

【0021】好ましい実施態様においては、大腸菌ホスホリラーゼよりも高い比活性を有する。

【0022】好ましい実施態様においては、前記比活性が大腸菌グリコーゲンホスホリラーゼの少なくとも9倍である。

【0023】また、本願発明は、配列表の配列番号1の 1位のMetから798位のMetまでのアミノ酸配列をコード するホスホリラーゼ遺伝子に関する。

【0024】好ましい実施態様においては、ホスホリラーゼ遺伝子は配列表の配列番号4に記載のDNA配列である。

【0025】好ましい実施態様においては、配列表の配列番号1の1位のMetから798位のMetまでのアミノ酸配列中の1またはそれ以上のアミノ酸の欠失、置換、あるいは付加による変異を有するホスホリラーゼであって、該変異を含むホスホリラーゼが、該変異を含まないホスホリラーゼと同等またはそれ以上の比活性および耐熱性を有する、ホスホリラーゼ遺伝子である。

【0026】好ましい実施態様においては、本願発明の ヌクレオチド配列は配列表の配列番号2および3のプラ イマーのセットを用いてPCRにより増幅され得る。

【0027】さらに本願発明は、耐熱性ホスホリラーゼ 遺伝子を含有する発現ベクターに関する。

【0028】また、本願発明は、発現ベクターで形質転換された微生物に関する。

【0029】好ましい実施態様においては、前記微生物は中温菌である。

【0030】好ましい実施態様においては、前記微生物

が原核生物である。

【0031】好ましい実施態様においては、前記原核生物はEscherichia coliである。

8

【0032】さらに本願発明は、形質転換された微生物を培養する工程、60℃以上に加熱する工程、および該培養により生産されるホスホリラーゼを回収、精製する工程を含む、耐熱性ホスホリラーゼの製造方法に関する。

【0033】好ましい実施態様においては、前記形質転換された微生物は中温菌である。

【0034】好ましい実施態様においては、前記形質転換された微生物はEscherichia coliである。

【0035】本願発明は、回収、精製されたホスホリラーゼに関する。

【0036】好ましい実施態様においては、回収、精製された耐熱性ホスホリラーゼは、至適温度が50℃であり、60℃においても耐熱性であり、pH6.5~11の範囲で安定である性質を含む。

【0037】また本願発明は、無機リン酸またはグルコース-1-リン酸で安定化される、ホスホリラーゼに関する。

【0038】好ましい実施態様においては、本願発明のホスホリラーゼは、60mMのグルコース-1-リン酸の存在下では70℃で30分間加熱した後も約50%活性が残存する。

【0039】好ましい実施態様においては、1Mリン酸存在下において60℃でα-グルカン分解反応を行った場合、1時間後も反応速度の低下が見られない。

【OO40】好ましい実施態様においては、前記ホスホリラーゼは大腸菌ホスホリラーゼよりも高い比活性を有する。

【0041】好ましい実施態様においては、本願発明のホスホリラーゼの前記比活性は大腸菌のグリコーゲンホスホリラーゼの少なくとも9倍である。

【0042】本願発明は、また耐熱性ホスホリラーゼを用いてa-グルカンを加リン酸分解することにより、グルコース-1-リン酸を製造する方法に関する。

【0043】また、本願発明は、糖類およびグルコース -1-リン酸を基質として、請求項1ないし3に記載のホ スホリラーゼを作用させる工程を含む、α-グルカンの 合成方法に関する。

【0044】好ましい実施態様においては、前記ホスホリラーゼを、60℃より高い温度で反応させることにより生成するα-グルカンの沈澱、および雑菌汚染を防止して生成物であるα-グルカンの老化を防止する。

【0045】好ましい実施態様においては、前記α-グルカンはアミロースである。

[0046]

【発明の実施の形態】以下、本願発明を詳しく説明する。

【0047】本願発明において「好熱性菌」とは、生育至

適温度が50℃~105℃で、30℃以下ではほとんど増殖しない微生物を意味し、このうち90℃以上の至適温度を持つ微生物を超好熱性菌と定義する。

【0048】本願発明において、「中温菌」とは、生育温度が通常の温度環境にある微生物のことであり、特に最適生育温度が20℃~40℃である微生物をいう。

【0049】本願発明において、「60℃においても耐熱性がある」とは、0.1M 3-モルホリノプロパンスルホン酸 (MOPS)の緩衝液 (pH7.0) 中で60mMのグルコース-1-リン酸が存在する条件下、60℃で30分処理したときに80%以上の活性が残存することをいう。

【0050】本願発明において「pH6.5~11の範囲で安定である」とは、図5に記載のそれぞれの緩衝液(50mM)中における各pHで40℃の条件下、40分間処理したときに95%以上の活性が残存することをいう。

【0051】本願発明において「ホスホリラーゼ活性」は、100 mM MOPS(pH7.0)、45 mM グルコース-1-リン酸、1 % (w/v)可溶性からなる α - グルカン組成液中で、ホスホリラーゼを、40 %で30分間、作用させたときに生じる無機リン酸を定量することによって、測定される。 1 分間に 1μ モルの無機リン酸を生じる活性を 1 ユニットとする。

【0052】本願発明において $[\alpha-グルカン]$ とは、 $\alpha-1$, 4-グルカンのことであり、デンプン、アミロース、グリコーゲンなどを含む。

【0053】本願発明は、配列表の配列番号1で示されるアミノ酸配列、あるいは配列表の配列番号1で示されるアミノ酸配列中の1またはそれ以上のアミノ酸の欠失、置換、あるいは付加により変異を含むホスホリラーゼが変異を含むホスホリラーゼを同等またはそれ以上の活性および耐熱性を有するホスホリラーゼである。このような変異は、天然に生じるか、あるいは変異原物質の作用または人為的に部位特異的突然変異導入を用いて生じさせ得る。また変異の導入の結果、変異を含まないホスホリラーゼと同等またはそれ以上の活性および耐熱性を有し得る。

【0054】組換えによる生産能力の向上は、目的遺伝子のクローン化およびクローン化された遺伝子の発現により達成される。

【0055】耐熱性のあるホスホリラーゼ遺伝子はバチルス ステアロサーモフィラスTRBE14株のブランチングエンザイム遺伝子の配列(Takataら、Appl. Environ. Microbiol. 60, 3096-3104, 1994)をもとに、染色体DNAからIPCR法(「細胞工学別冊植物細胞工学シリーズ 2 植物のPCR実験プロトコール、秀襴社」を参照のこと)を用いて順次下流側に存在するDNAフラグメントを取得することにより、得られ得る。さらに、このDNAフラグメントの塩基配列を基に合成されたプライマーを用い、バチルスステアロサーモフィラスTRBE14株の染色体DNAなどを鋳

型に、ポリメラーゼ連鎖反応 (PCR) を用いて直接ホスホリラーゼ遺伝子を増幅し得る。

【0056】なお、バチルス ステアロサーモフィラスT RBE14株は工業技術院に受託番号FERM P-13916として寄託されている。

【0057】クローン化された遺伝子の配列は、クローン化DNAを挿入した適切なベクターの構築、発現ベクターの微生物への導入、ならびに組換え微生物の培養および生産物の回収により達成される。これらの方法は、当業者に周知である。

【0058】本願発明に用いられる宿主微生物には、原 核生物および真核生物が含まれ、中温菌が好ましい。特 に好ましい微生物としては、例えば大腸菌などが挙げら れるが、これに限定されない。

【0059】発現ベクターは、目的の遺伝子が転写および翻訳されるように作動可能に連結されており、さらに必要に応じて微生物内での複製および組換え体の選択に必要な因子を備えた媒体をいう。また、発現産物の分泌生産が意図される場合は、分泌シグナルペプチドをコードする塩基配列が、目的のタンパク質をコードするDNAの上流に正しいリーディングフレームで結合される。発現ベクターの種類が使用する微生物宿主に応じて代わり得ることは、当業者に周知である。

【0060】好ましい発現ベクターとしては、大腸菌中でも発現可能なpTrc99A(ファルマシア製)などが挙げられる。

【0061】上記発現ベクター内の転写および翻訳に必要な因子に作動可能に連結するために、目的のホスホリラーゼ遺伝子を加工しなければならない場合がある。これらは例えばプロモーターとコード領域との間が長すぎて転写効率の低下が予想される場合、またはリボゾーム結合部位と翻訳開始コドンとの間隔が適切でない場合などである。加工の手段としては、制限酵素による消化、Bal31、ExoIIIなどのエキソヌクレアーゼによる消化、あるいはM13などの一本鎖DNAまたはPCRを使用した部位特異的突然変異の導入が挙げられる。

【0062】発現ベクターを導入してポスホリラーゼ生産能力を獲得した形質転換株による目的遺伝子の生産は、使用する宿主微生物および発現ベクター内の発現を調節する因子の種類、ならびに発現される物質に応じて適切な条件が選択される。例えば、通常の振とう培養方法が用いられ得る。

【0063】用いる培地は、使用される宿主微生物が生育するものであれば特に限定されない。

【0064】培地には炭素源、窒素源の他、無機塩、例えば、リン酸、Mg²⁺、Ca²⁺、Mn²⁺、Fe²⁺、Fe³⁺、Zn²⁺、Co²⁺、Ni²⁺、Na⁺、K⁺等の塩が必要に応じて、適宜混合して、または単独で用いられ得る。また、必要に応じて形質転換体の生育、酵素の生産に必要な各種無機物、有機物が添加され得る。

【0065】培養の温度は用いる形質転換体の生育に適した温度を選択し得る。通常15℃~60℃である。本願発明の好ましい実施態様において中温菌を使用する場合、25℃~40℃での培養が好ましい。また、形質転換株の培養は、ホスホリラーゼの生産のために十分な時間続行されるが、本願発明の好ましい実施態様では、培養時間は24時間程度である。

【0066】誘導性のプロモーターを有する発現ベクターを使用する場合は、誘導物質の添加、培養温度の変更、培地成分の調整などにより発現が制御され得る。例えば、ラクトース誘導性プロモーターを有する発現ベクターを使用する場合は、イソプロピルーβ-D-チオガラクトピラノシド(IPTG)を添加することにより発現が誘導され得る。

【0067】このようにして培養した後、例えば培養物を遠心分離または濾過することによって形質転換体を分離して上清を得る。次に、このホスホリラーゼを含む上清を通常の手段(例えば、塩析法、溶媒沈澱、限外濾過)を用いて濃縮し、ホスホリラーゼを含む画分を得る。この画分を濾過、あるいは遠心分離、脱塩処理などの処理を行い租酵素液を得る。さらにこの粗酵素液を、凍結乾燥、等電点電気泳動、イオン交換クロマトグラフィー、晶出などの通常の酵素の精製手段を適宜組み合わせることによって、比活性の向上した粗酵素あるいは精製酵素が得られる。α-アミラーゼ等のグルコース-1-リン酸を分解する酵素が含まれていなければ、その粗酵素がそのまま以後の反応に用いられ得る。

【0068】本願発明の耐熱性ホスホリラーゼ遺伝子を大腸菌などの中温菌で発現させた場合、ホスホリラーゼは簡便に精製され得る。簡単に述べると、ホスホリラーゼを含む菌体抽出液を60℃で加熱処理することにより、夾雑酵素が不溶化する。この不溶化物を遠心分離などで除去して透析処理を行えばよい。

【0069】精製された耐熱性ホスホリラーゼを用いて α-グルカンを分解しグルコース-1-リン酸を生産し得 る。この際、ホスホリラーゼを、固定化酵素としても使 用し得る。

【 0 0 7 0 】 反応温度は40℃以上、好ましくは50℃~70 ℃、特に好ましくは60℃であり、このことにより、基質である α - グルカンの老化および雑菌汚染が防止され得る。

【0071】グルコース-1-リン酸の生産は、無機リン酸溶液を含むα-グルカン容液中で、本願発明のホスホリラーゼを作用させることにより行い得る。

【0072】ホスホリラーゼは、 α -グルカンの非還元末端からグルカンを加リン酸分解してグルコース-1-リン酸を生成するが、 α -1,6-グルコシル結合が基質に存在する場合、その4残基手前で過リン酸分解反応が停止する。従って、 α -グルカンから効率よくグルコース-1-

12

リン酸の生産を行う場合、予めα-1,6-結合を切断しておくか、またはホスホリラーゼ反応と同時にα-1,6-結合を切断する酵素を添加し得る。例えば、コーンスターチのα-1,6-結合を切断した短鎖長アミロースが用られ得る。短鎖長アミロースを使用する場合、ホスホリラーゼによる加リン酸分解は、マルトテトラオースを残して停止するため、グルコース-1-リン酸の理論的限界収率は78%である。

【0073】本願発明のホスホリラーゼは、α-グルカンの分解のみならず、生成にも用いられ得る。この際、ホスホリラーゼを、固定化酵素としても使用し得る。

【0074】反応温度は40℃以上、好ましくは50℃~70 ℃、特に好ましくは60~70℃であり、このことにより、 雑菌汚染が防止され得る。

【0075】本願発明のホスホリラーゼの基質として使用され得る糖類は、非還元末端を有する重合度4以上のα-グルカンである。

【0076】糖類を基質として反応させる場合、生じる α-グルカンの分子量は、例えば下記の反応式と式(1)と を用いて算出し得る。

[0077]

反応式: $nG-1-P + G(5) \rightarrow nPi + G(5+n)$ ここで、G-1-Pはグルコース-1-リン酸であり、G(5)はマルトペンタオース (5は重合度を表す) であり、 G(5+n)は生じるアミロース (5+nは重合度を表す) である。

【0078】式(1):生成物の平均重合度=(生じるリン酸のモル数/初発マルトペンタオロースのモル数)+

α-グルカンの生産は、例えば終濃度0.1mMのマルトペンタオースを反応プライマーとして含むクエン酸緩衝液(pH7.0)中で、グルコース-1-リン酸にホスホリラーゼを作用させることにより行い得る。本願発明のホスホリラーゼを用いた場合、長時間十分に反応が進行し、また生成物の沈澱も生じない。

【0079】反応液中のpHにより、またはホスホリラーゼの起源により若干変動があるが、反応の平衡に達する場合、グルコース-1-リン酸とリン酸との濃度比が1:3.6~4.5の濃度比になる(Fletterick, R. J., Ann. Rev. Bio chem. 1980 49, 31-61:およびWeinhauselら、Enzyme and Microbial Technology 1994 17, 140-146)。本願発明のホスホリラーゼにおいても、この比はほぼ上述のようである。従って、グルコース-1-リン酸とリン酸との濃度比により、ホスホリラーゼを合成反応または分解反応のいずれかに作用させるかを調節することが可能である。

[0080]

【実施例】以下に具体的に実施例を用いて説明するが、本願発明はこれらの実施例に限定されるものではない。 【0081】(実施例1:耐熱性ホスホリラーゼ遺伝子の単離、および耐熱性ホスホリラーゼ発現用プラスミド の作製)

(1)ホスホリラーゼ遺伝子の単離

目的の遺伝子である耐熱性のあるホスホリラーゼ遺伝子 のクローン化のために、本願発明者らは、バチルス ス テアロサーモフィラスTRBE14株のブランチングエンザイ ム遺伝子の配列(Takataら、Appl. Environ. Microbiol. 60, 3096-3104, 1994)をもとに、染色体DNAからIPCR法 (「細胞工学別冊植物細胞工学シリーズ 2 植物のPCR実験 プロトコール、秀瀾社」を参照)を用いて順次下流側に 存在するDNAフラグメントを取得した。そのDNA領域の模 式図を図2(b)に示す。塩基配列解析の結果図2(b)に示 した位置にホスホリラーゼ遺伝子がコードされているこ とが明らかとなった。結果的にバチルス サチルスのグ リコーゲン生合成系遺伝子群の構造と良く似ていたが、 各遺伝子の相同性は60%前後であり、オーバーラップの 度合いも微妙に異なっていた。また、グリコーゲン生合 成系遺伝子群のさらに上流の構造は全く異なっていた。 従って、バチルス サチルスがホスホリラーゼ遺伝子を 含むグリコーゲン生合成系遺伝子群を有している事実か ら、直ちにバチルス ステアロサーモフィラスが同様の グリコーゲン生合成系遺伝子群を有するとの想像はでき ないことが、当業者に理解される。

【0082】(2)耐熱性ホスホリラーゼ遺伝子のクローン化

配列表の配列番号1に示した塩基配列に基づいて、オリ ゴヌクレオチド、プライマー-N(配列番号2)、プライマ --C(配列番号3)を合成した。20pmolのプライマー-N、 20pmolのプライマー-C、0.2μgのバチルス ステアロサ ーモフィラスTRBE14株染色体(GENOME DNA ISOLATION KI T(BI0101社製)を用いて調製)、Ex-Tag DNAポリメラー ゼ(宝酒造製) を0.5ユニット、10mlの×10反応用緩衝 液、各20nmolのデオキシNTPを含む反応液100 μ1を用いてポリメラーゼ連鎖反応(PCR)を実施した。PC Rは、94℃、1分間の加熱の後、98℃20秒、53℃1分、6 8℃2分のサイクルを30回繰り返し、最後に、72℃で10 分加熱する条件で実施した。その結果、耐熱性ホスホリ ラーゼ遺伝子を含む約2.5kbpのDNAフラグメントが増幅 された。このDNAフラグメントを制限酵素、EcoRIとPstI で切断した後、アガロースゲル電気泳動で精製し、ベク ターpTrc99A(ファルマシア製)の同制限酵素切断点に組 み込み、耐熱性ホスホリラーゼ発現用プラスミドpTGP91 を得た。

【0083】(実施例2:耐熱性ホスホリラーゼの活性 測定)活性は、グルコース-1-リン酸とα-グルカンに反 応させたときに生じる無機リン酸をSahekiらの方法(Ana 1. Biochem. 148, 277-281 (1985))で定量することによ り、以下のように測定した。100mM MOPS(pH7.0)、45mM グルコース-1-リン酸、1%(w/v)可溶性デンプンの組成 からなる反応液(200μ1)を、40℃で30分間保温した後、 亜鉛モリブデン溶液(100mM 酢酸亜鉛, 15mM モリブデン 14

酸アンモニウム (pH5. 0)) を添加し、反応を停止した。これにアスコルビン酸溶液 (溶液中の10%アスコルビン酸 (pH5)) を200 μ 1添加し、30 $^{\circ}$ で15分間保温した後、850 nmの吸光度を測定した。1分間に1 μ molのリン酸を遊離する酵素量を1ユニットとし、活性のユニットを算出した。

【0084】(実施例3:耐熱性ホスホリラーゼの精製) プラスミドpTCP91を含有する大腸菌TG-1株の全 培養液10ミリリットルを、1 リットルのL培地(50μg/m 1アンピシリンを含む)を含む 2 リットル容坂ロフラスコ に添加し、37℃で振とうした。2.5時間後、終濃度 1 mM のイソプロピル-β-D-チオガラクトピラノシドおよび 1 mMのピリドキシンを添加し、さらに21.5時間37℃で培 養を続けた。菌体を遠心分離により集め、20mM Tris-HC 1(pH7.5)(以下、緩衝液Aという)で洗浄した後、同緩衝 液に再び懸濁して、超音波処理を行った。これを、遠心 分離して上清を粗酵素液とした。粗酵素液を60℃で1時 間処理して不溶物を除き緩衝液Aに対して透析した。透 析内液を緩衝液Aで平衡化したQ-セファロースカラム (ファルマシア製)にロードして、100mM NaClを含む緩衝 液Aで洗浄した。耐熱性ホスホリラーゼは、500mM NaCl を含む緩衝液で溶出した。

【0085】得られた酵素液に終濃度300mMになるように、硫酸アンモニウムを添加した後、300mM硫酸アンモニウムを含む緩衝液Aで平衡化したフェニルトヨパールカラム(TOSOH製)にロードした。150mM硫酸アンモニウムを含む緩衝液Aで洗浄した後、緩衝液Aで耐熱性ホスホリラーゼを溶出した。これを、緩衝液Aで平衡化したSource15Qカラム(ファルマシア製)にロードし、緩衝液A中のNaCl濃度を100mMから500mMに変化させることによって酵素を溶出した。

【0086】得られた酵素液に終濃度300mMになるように、硫酸アンモニウムを添加した後、300mM硫酸アンモニウムを含む緩衝液Aで平衡化したResourcePheカラム(ファルマシア製)にロードし、緩衝液Aで洗浄し、耐熱性ホスホリラーゼを蒸留水を流すことにより溶出した。得られた酵素液に終濃度20mMになるようにTris-HC1(pH 7.0)緩衝液を添加し、精製酵素液とした。精製酵素はSD Sポリアクリルアミトゲル電気泳動で単一バンドを示した(図3)。

【0087】(実施例4:耐熱性ホスホリラーゼの比活性)実施例3で精製した耐熱性ホスホリラーゼを用いて、本酵素の比活性を測定した。比活性は1.82ユニット/mgであった。実施例2で示した方法において、可溶性デンプンをグリコーゲン(ウサギ肝臓由来、ベーリンガーマンハイム製)に置換して測定した場合には3.45ユニット/mgであった。この比活性は、大腸菌グリコーゲンホスホリラーゼの比活性(0.19ユニット/mg、Yuら、J.Biol. Chem. 263,13706-13711,1988)に比べると約9~18倍であった。

【0088】(実施例5:耐熱性ホスホリラーゼの性質) 実施例3で精製した耐熱性ホスホリラーゼの本酵素の酵素学的性質を、当業者に周知の方法を用いて分析した。 本酵素の反応至適pHは6.5~7であり(図4)、pH6.5~11 の範囲で安定であった(図5)。また、反応至適温度は50 ℃であり(図6)、45℃まで安定であった(図7)。さら に、本酵素は無機リン酸やグルコース-1-リン酸で安定 化された。例えば、60mMのグルコース-1-リン酸存在下では70℃、30分間の加熱後も約50%の活性が残存した。 また1Mリン酸存在下において60℃で反応を行ったところ、1時間後も反応速度の低下は観察されなかった。

【0089】(実施例6:グルコース-1-リン酸の生産)5 Omgのモチトウモロコシデンプンを10m1の1Mリン酸カリ ウム緩衝液(pH7.0)に懸濁し、沸騰水浴中で20分間加熱 することによって溶解させた。これを、60℃まで冷却 し、実施例3で精製した耐熱性ホスホリラーゼを0.13ユニット添加した。経時的にサンプリングし、グルコース -1-リン酸を定量した。グルコース-1-リン酸の定量は、 Weinhusel艪轣AEnzyme and Microbial Technology 17, 140-146 (1994) に記述される酵素的方法に本質的に従い、以下のように実施した。

【0090】80μ1のサンプルに80μ1の1M Tris-HC1(pH7)、50mM MgC1₂と640μ1の蒸留水を添加した。これに、400μ1の検出用試薬溶液(10mM Tris-HC1(pH7)、1.8μmo1/ml NAD+, 30nmo1/ml グルコース-1,6-ジホスフェート、6ユニット/mlホスホグルコムターゼ(ウサギ筋肉由来,ベーリンガーマンハイム社製)、6ユニット/mlグルコース-6-ホスフェートデヒドロゲナーゼ(Leuconostoc mesenteroides由来、ベーリンガーマンハイム社製))を添加し、37℃で30分間保温した後、340nmの吸光度を測定した。

【0091】この結果、反応2時間後まで、ほぼ直線的にグルコース-1-リン酸が増加し、最終的に14mMに達した(図8)。このときのデンプン分解率は約45.3%であった。ホスホリラーゼはα-グルカンの非還元末端から作用し、α-1,6-グルコシド結合の4残基手前で反応が停止するので、本実験では分解反応はほぼ完全に終了していると判断した。

【0092】(実施例7:アミロースの生産)実施例3で調製した耐熱性ホスホリラーゼと終濃度250mM、または400mMのグルコース-1-リン酸とを60℃で反応させた。反応は10mMのクエン酸緩衝液(pH7.0)中で行い、酵素濃度は0.85ユニット/m1であり、終濃度の0.1mMのマルトペンタオースを反応プライマーとして用いた。経時的にサンプリングし、100℃で5分間加熱した後に、前述のSahekiらの方法により生じたリン酸を定量した。生じるアミ

16

ロースの分子量は、下の反応式を式(1)とを用いること によって、算出した。

[0093]

反応式: $nG-1-P + G(5) \rightarrow nPi + G(5+n)$ ここで、G-1-Pはグルコース-1-リン酸であり、G(5)はマルトペンタオース (5は重合度を表す) であり、 G(5+n)は生じるアミロース (5+nは重合度を表す) である。

【0094】式(1):生成物の平均重合度=(生じるリン酸のモル数/初発マルトペンタオロースのモル数)+

反応の経時経過を図9に示す。60℃でも長時間十分に反応は進行し、生成物の沈澱も生じなかった。24時間後の反応液をゲル濾過クロマトグラフィー(Superose6+Superdex30(Pharmacia製、1cm×30cm)、溶出液150mM NaCl、検出示差屈折計)にかけ、酵素合成アミロース(アジノキ社製)を基準として、重合度を算定した。その結果、グルコース濃度が250mMの場合、重合度261のアミロース、およびグルコース濃度が400mMの場合、重合度196のアミロースが生成されており、予想される大きさのアミロースが生成されたことが明らかとなった。

【0095】(実施例8:短鎖長アミロースを基質としたグルコース-1-リン酸の生産)実施例3で調製した耐熱性ホスホリラーゼを以下の反応液中で反応した。反応液組成は、0.2%または2%の短鎖長アミロース(ナカライテスク(株)製 AmyloseA(平均鎖長18)、コーンスターチのα-1,6-結合を切断して乾燥した製品)、0.9Mリン酸カリウム、耐熱性ホスホリラーゼ0.04ユニット/ml(pH7.0)を含んだ。この反応液を60℃、65℃または70℃で18時間保温した後、終濃度0.8規定となるように水酸化ナトリウムを添加して反応を停止し、生じたグルコース-1-リン酸を実施例6と同様の方法で測定した。

【0096】また対照実験として、ウサギ筋肉ホスホリラーゼ(a型、Sigma社製)を用い、反応温度を30℃にした以外は同様の条件で行った。 2%の基質濃度では反応初期(反応開始後、30分以内)に基質が沈澱を始め、反応が停止した。そのため、酵素を0.4ユニット/mlに増加し、反応温度を40℃として実験を行った。これらの結果を表1に示す。ホスホリラーゼによる加リン酸分解は、マルトテトラオースまでで止まるため、理論的限界収率は78%である。

【0097】後者の条件では、基質の沈澱は観測されなかったものの、耐熱性ホスホリラーゼを使用した場合のほうがグルコース-1-リン酸の収率が高くその値は、60℃、65℃および70℃において61%~68%であった(表 1)。

[0098]

【表1】

	反応温度	群業進度	基質濃度	G-1-P#	G-IP収率
	(°C)	(U/al)	(%)	(En)	(%)
ウサギ筋肉ホスホリラーゼ	30	0. 04	0. 2	0. 088	0. 71
ウサギ筋肉ホスホリラーゼ	30	0. 04	Ż	1. 84	1. 49
ウ ナギ筋 肉ホスホリラーゼ	40	0. 4	0. 2	6. 33	51 ·
ウサ ギ筋肉 ホスホリラーゼ	40	0.4	2	67. 1	54
耐熱性ホスホリラーゼ	60	0. 04	0. 2	8. 31	67
耐熱性ホスホリラーゼ	80	0. 04	2	83. 9	68
耐熱性ホスホリラーゼ	65	0.04	0. 2	7. 80	63
耐熱性ホスホリラーゼ	65	0.04	2	79. 0	64
耐熱性ホスポリラーゼ	70	0.04	0. 2	7. 50	61
耐熱性ホスホリラーゼ	70	0. 04	2	79. 2	64

(9)

[0099]

【発明の効果】本願発明の酵素は、今までに発見された中で最も耐熱性の高いホスホリラーゼであり、前述の実施例で示されるように、反応至適温度が50℃であり、60℃でも十分に使用し得る。また比活性も大腸菌グリコーゲンホスホリラーゼの少なくとも9倍である。従って、グルコース-1-リン酸を効率よく製造する際に問題となる、反応温度が低いために生じる雑菌の汚染およびαーグルカンの老化、またはホスホリラーゼの逆反応を利用してアミロースなどのα-グルカンを製造する際にも同様に問題となる、雑菌汚染や生産物であるα-グルカンの老化を、この耐熱性の酵素を使用することにより高い反応温度で行い得るようになり、克服することが可能となった。

【0100】さらに本酵素遺伝子を大腸菌などの中温菌を宿主として発現させた場合、耐熱性ホスホリラーゼを含む得られた菌体抽出液を60℃で加熱処理することにより、夾雑酵素を簡単に除去し得、精製の面においても有利であり得る。

18

[0101]

【配列表】

[0102]

【配列番号1】

配列の長さ:798

配列の型:アミノ酸トポロジー:直鎖状

配列の種類:タンパク質

配列

Met Phe Thr Asp Lys Glu Thr Phe Lys Gln Ala Phe Leu Ile Arg Leu Glu Thr Leu Cys Gly Lys Gln Phe Glu Glu Ser Thr Thr Arg Asp His 20 25 Tyr Tyr Val Leu Gly His Met Val Arg Glu His Ile Ser Arg His Trp 45 40 Ile Ala Thr Asn Glu Arg Asn Arg Ala Gln Lys Arg Lys Gln Val Tyr 50 55 60 Tyr Leu Ser Ile Glu Phe Leu Leu Gly Arg Leu Leu Gly Ser Asn Leu 70 75 65 Leu Asn Leu Gly Val Arg Gln Val Val Glu Glu Gly Leu Arg Asp Leu 95 85 90 Gly Ile Arg Leu Glu Asp Val Glu Glu Ser Glu Ala Asp Ala Gly Leu 100 105 110 Gly Asn Gly Gly Leu Gly, Arg Leu Ala Cys Phe Leu Asp Ser Leu 115 120 125 Ala Thr Leu Asn Leu Pro Gly His Gly His Gly Ile Arg Tyr Lys His 130 135 140 Gly Leu Phe Asp Gln Lys Ile Val Asp Gly Tyr Gln Val Glu Leu Pro 145 150 155 160 Gln Gln Trp Leu Arg His Gly Asn Val Trp Glu Ile Arg Lys Glu Glu 175 165 170

								(10)							
	19														20
Leu	Ala	Val	Glu	Val	Asn	Phe	Trp	Gly	Lys	Val	Glu	Val	Tyr	Glu	Gln
			180					185					190		
Asn	Gly	Cys	Leu	Val	Phe	Arg	His	lle	Asp	Ser	Lys	Lys	Val	Met	Ala
	•	195					200					205			
Val	Pro		Asp	Met	Pro	Val	Ile	Gly	Tyr	Gly	Thr	Asn	Thr	Val	Asn
	210	- 3 -				215		-	•	•	220				
Thr		Arø	Leu	Trp	Asn		Glu	Pro	Ala	Lvs		Phe	Pro	Leu	His
225	200	6	204	** P	230					235					240
	Asn	Va 1	Met	Gln		Lvs	Arg	Glu	Thr		Ala	Ile	Ser	Glu	
D , 5	пор	, 41		245	• , -	2,0			250					255	
Len	Tur	Pro	Asp		Ala	His	Asn	Glu		Lvs	Ile	Leu	Arg		Lys
Leu	1 7 1	.10	260	лор	,,,,	1115	пор	265	01)	2,2			270		-•
Cln	C15	Т	Phe	Lou	Val	Δ1 ₂	Δ1a		ום 1	Glv	Ser	Ile		Arg	Ala
GIN	GIN		rne	Leu	Val	nia		361	Leu	Oly	561	285	• • •	6	,,,,
(1 ! ···	A	275	C1	ш: _	C1	1 an	280	uio	Cln	Lou	иіс		Tur	Va 1	Δla
HIS		Leu	Gln	піѕ	СТУ		Leu	1115	OIII	Leu		Ulu	1 7 1	7 4 1	A14
T 1	290	17 . 1	A	A	T1	295	D	V - 1	1	A 1 a	300	Duo	Clu	Lou	Mat
	HIS	val	Asn	Asp		HIS	Pro	vai	Leu		116	110	Glu	Leu	320
305	+ 1				310	C1	C1	M . 4	C	315 Tue	C1	C1	A 1 a	Tun	
Arg	He	Leu	Leu		Glu	Glu	Gly	Met		lrp	GIU	GIU	Ата		nis
				325		4.1	æ	T1	330	,,	T1 -	TL	1	335	C 1
He	Thr	Thr	His	Thr	He	Ala	lyr		Asn	HIS	Inr	Inr		Ser	GIU
			340		~ .			345	0.1				350	A	* 1
Arg	Leu		Met	Ala	He	His		Phe	GIn	Pro	Leu		Pro	Arg	116
		355	۲	•			360			5.		365	C 1		T -
Tyr		He	Val	Glu	Glu		Asn	Glu	Arg	Phe		Arg	GIU	Leu	ırp
	370	_				375			~ .		380			т 1	
	Arg	Tyr	Pro	Gly		Trp	Gly	Arg	He		GIn	Met	Ala	11e	
385	•••				390			•• .		395		4.1	C 1	C	400
Ala	His	Gly	Val		Lys	Met	Ala	HIS		Ala	He	Ala	GIY		nıs
_				405					410	C.1	T 1		1	415	A
Ser	Val	Asn	Gly	Val	Ala	Lys	Leu		lhr	Glu	He	Leu		GIN	Arg
			420				_	425	_			51	430		
Glu	Met		Leu	Phe	Tyr	Glu	•	Ala	Pro	His	Lys		Asn	Asn	Lys
		435				. 4. 0	440	_				445			0.1
Thr		Gly	Val	Thr	His		Arg	Trp	Leu	Leu		Ala	Asn	Pro	Glu
	450					455					460				0.1
Leu	Ser	Ala	Leu	lle		Asp	Thr	Thr	Gly		Arg	Trp	He	His	
465					470					475			_		480
Pro	Glu	Thr	Leu	Ile	Glu	Leu	Lys	Pro			Ser	Asp	Pro		Phe
				485					490					495	
Gln	G1n	Ala	Leu	Ser	Ala	Val	Lys	Gln	Gln	Arg	Lys	Gly		Leu	Ala
			500					505					510		
Ala	Arg		Tyr	Glu	Lys	Thr		lle	Arg	Val	Asp		Ser	Ser	lle
		515					520					525			
Phe	Asp	Val	Gln	Val	Lys	Arg	Leu	His	Ala	Tyr	Lys	Arg	Gln	Leu	Leu
	530					535					540				
Asn	Val	Leu	His	Ile	Met	Tyr	Leu	Tyr	Asn	Arg	Leu	Lys	Glu	Asp	Pro
545					550					555					560
His	Phe	Ser	Ile	Tyr	Pro	Arg	Thr	Phe	Ile	Phe	Gly	Ala	Lys	Ala	Ser

```
特開平10-14580
```

Pro Gly Tyr Tyr Ala Lys Arg Ile Ile Lys Leu Ile His Ser Val

21

```
590
                                              585
                            580
                 Ala Asp Lys Val Asn Asn Asp Lys Gln Thr Asn Glu Gln Leu Lys Val
                                          600
                        595
                 Ile Phe Leu Glu Asn Tyr Arg Val Ser Leu Ala Glu Glu Ile Phe Pro
                                                         620
                                       615
                    610
                Ala Ala Asp Val Ser Glu Gln Ile Ser Thr Ala Ser Ile Glu Ala Ser
                                                     635
                 625
                                   630
                Gly Thr Gly Asn Met Lys Phe Met Met Asn Gly Ala Leu Thr Leu Gly
                                                                    655
                               645
                                                  650
                Thr Leu Asp Gly Ala Asn Val Glu Ile Ala Glu Ala Val Gly Lys Glu
                                                                670
                                              665
                            660
                 Asn Met Phe Leu Phe Gly Leu Thr Ala Glu Glu Val Leu Asn Tyr Tyr
                                                             685
                                          680
                        675
                 Glu His Gly Gly Tyr Arg Ala His Glu Tyr Tyr His His Asp Lys Arg
                                       695
                                                         700
                    690
                 Ile Lys Gln Val Val Asp Gln Leu Val Asn Gly Phe Phe Pro Asp Val
                                                                        720
                                                     715
                                   710
                 705
                 Ala Asp Tyr Phe Glu Pro Ile Tyr Asp Ser Leu Leu Thr Gln Asn Asp
                                                                    735
                                                  730
                               725
                 Glu Tyr Phe Val Leu Arg Asp Phe Ala Ala Tyr Thr Glu Ala His Glu
                                                                 750
                            740
                                              745
                 Arg Val Glu Ala Ala Tyr Arg Asp Pro Ala Arg Trp Trp Tyr Met Ser
                                          760
                                                             765
                        755
                 Ala Val Asn Ile Ala His Ser Gly Tyr Phe Ala Ser Asp Arg Thr Ile
                                       775
                    770
                 Ala Glu Tyr Ala Val Asp Ile Trp Gly Ile Ser Pro Ser Met
                                                                 798
                                                     795
                                   790
                 785
                                                   鎖の数:一本鎖
[0103]
                                                    トポロジー:直鎖状
【配列番号2】
配列の長さ:29
                                                   配列の種類:他の核酸(合成DNA)
配列の型:核酸
                 配列
                                                                                 29
                 CTTGAATTCA CAAGCCTATG AACAGCTGA
[0104]
                                                   鎖の数:一本鎖
                                                    トポロジー:直鎖状
【配列番号3】
                                                   配列の種類:他の核酸(合成DNA)
配列の長さ:29
配列の型:核酸
                 配列
                                                                                 29
                 CTTCTGCAGA CTTCTTGACT GGTGCGCAA
[0105]
                                                    トポロジー:直鎖状
                                                   配列の種類:Genomic DNA
【配列番号4】
配列の長さ:2580
                                                   起源
                                                   生物名:バチルス ステアロサーモフィラス
配列の型:核酸
                                                   株名:TRBE14
鎖の数:二本鎖
                 配列
                                                                                 60
                 GTTGGCGTCG GTCGGCAAAC CAATATAAAC AAGCCTATGA ACAGCTGATC AAAAAGGAGG
                 AGCACACGC TTG TTC ACG GAT AAA GAA ACG TTT AAA CAG GCG TTT TTG ATA
                                                                                 111
                          Met Phe Thr Asp Lys Glu Thr Phe Lys Gln Ala Phe Leu Ile
```

5

10

1

	23														24	
ĊGG	CTT	GAA	ACG	TTG	TGC	GGC	AAA	CAG	TTC	GAG	GAG	TCG	ACG	ACG	CGC	159
Arg	Leu	Glu	Thr	Leu	Cys	Gly	Lys	Gln	Phe	Glu	Glu	Ser	Thr	Thr	Arg	
15					20					25					30	
GAC	CAT	TAT	TAT	GTG	CTT	GGT	CAT	ATG	GTA	CGT	GAA	CAT	ATT	AGC	CGC	207
Asp	His	Tyr	Tyr	Val	Leu	Gly	His	Met	Val	Arg	Glu	His	Ile	Ser	Arg	
-				35					40					45		
CAT	TGG	ATC	GCC	ACG	AAT	GAG	CGC	AAT	CGG	GCG	CAA	AAG	CGG	AAG	CAA	255
His	Trp	Ile	Ala	Thr	Asn	Glu	Arg	Asn	Arg	Ala	Gln	Lys	Arg	Lys	Gln	
			50					55					60			
GTG	TAT	TAT	TTG	TCG	ATC	GAG	TTT	TTA	TTG	GGC	CGG	TTG	CTC	GGC	AGC	303
Val	Tyr	Tyr	Leu	Ser	Ile	Glu	Phe	Leu	Leu	Gly	Arg	Leu	Leu	Gly	Ser	•
		65					70					75				
AAC	TTA	TTA	AAC	CTT	GGT	GTC	CGT	CAG	GTC	GTT	GAA	GAG	GGG	CTT	CGC	351
Asn	Leu	Leu	Asn	Leu	Gly	Va 1	Arg	Gln	Val	Val	Glu	Glu	Gly	Leu	Arg	
	80					85					90					
GAT	СТС	GGC	ATT	CGT	CTT	GAA	GAT	GTC	GAG	GAG	AGC	GAG	GCG	GAT	GCC	399
Asp	Leu	Gly	Ile	Arg	Leu	Glu	Asp	Val	Glu	Glu	Ser	Glu	Ala	Asp	Ala	
95					100					105					110	
GGG	CTT	GGC	AAC	GGC	GGA	CTC	GGG	CGG	СТС	GCC	GCC	TGT	TTT	CTC	GAT	447
Gly	Leu	Gly	Asn	Gly	Gly	Leu	Gly	Arg	Leu	Ala	Ala	Cys	Phe	Leu	Asp	
				115					120					125		
TCG	CTG	GCG	ACG	TTG	AAT	TTG	CCG	GGC	CAT	GGC	CAT	GGC	ATC	CGC	TAT	495
Ser	Leu	Ala	Thr	Leu	Asn	Leu	Pro	Gly	His	Gly	His	Gly	Ile	Arg	Tyr	
			130					135					140			
AAA	CAC	GGG	CTG	TTT	GAC	CAA	AAG	ATC	GTC	GAT	GGC	TAT	CAA	GTC	GAG	543
Lys	His	Gly	Leu	Phe	Asp	Gln	Lys	Ile	Val	Asp	Gly	Tyr	Gln	Val	Glu	
		145					150					155				
CTG	CCT	CAG	CAA	TGG	CTG	CGC	CAC	GGA	AAC	GTT	TGG	GAA	ATA	CGA	AAA	591
Leu	Pro	Gln	Gln	Trp	Leu	Arg	His	Gly	Asn	Val	Trp	Glu	Ile	Arg	Lys	
•	160					165					170					
GAG	GAG	CTG	GCT	GTC	GAG	GTC	AAT	TTT	TGG	GGG	AAG	GTT	GAG	GTG	TAC	639
Glu	Glu	Leu	Ala	Val	Glu	Val	Asn	Phe	Trp	Gly	Lys	Val	Glu	Val	Tyr	
175					180		•			185					190	
GAA	CAA	AAC	GGG	TGC	CTC	GTC	TTC	CGC	CAT	ATC	GAC	AGC	AAA	AAA	GTG	687
Glu	Gln	Asn	Gly	Cys	Leu	Val	Phe	Arg	His	Ile	Asp	Ser	Lys	Lys	Val	
				195					200					205		
ATG	GCG	GTG	CCA	TAC	GAC	ATG	CCC	GTG	ATC	GGC	TAC	GGG	ACG	AAC	ACG	735
Met	Ala	Val	Pro	Tyr	Asp	Met	Pro	Val	Ile	Gly	Tyr	Gly	Thr	Asn	Thr	
			210					215					220			
GTC	AAT	ACG	CTG	CGG	CTT	TGG	AAC	GCG	GAG	CCG	GCG	AAA	ACG	TTC	CCG	783
Val	Asn	Thr	Leu	Arg	Leu	Trp	Asn	Ala	Glu	Pro	Ala	Lys	Thr	Phe	Pro	
		225					230					235				
										GAG						831
Leu	His	Lys	Asp	Val	Met.	Gln	Tyr	Lys	Arg	Glu		Glu	Ala	Ile	Ser	
	240					245					250					
										GAA						879
	Phe	Leu	Tyr	Pro		Asp	Ala	His	Asp	Glu	Gly	Lys	Ile	Leu		
255				_	260					265	-	<u> </u>	<u> </u>	. =	270	
										AGC						927
Leu	Lys	Gln	Gln	Tyr	Phe	Leu	Val	Ala	Ala	Ser	Leu	Gly	Ser	Ile	Val	

13) 特開平10-14580 25 280 285 CGC GCC CAT CGC CTT CAG CAC GGG AAC CTA CAC CAG CTT CAT GAA TAT 975 Arg Ala His Arg Leu Gln His Gly Asn Leu His Gln Leu His Glu Tyr

290 295 300

GTC GCC ATT CAT GTA AAC GAC ACT CAT CCG GTG TTG GCG ATT CCG GAA 1023

Val Ala Ile His Val Asn Asp Thr His Pro Val Leu Ala Ile Pro Glu

Val Ala Ile His Val Asn Asp Thr His Pro Val Leu Ala Ile Pro Glu 305 310 315

CTA ATG CGC ATT TTG CTC GAT GAG GAA GGC ATG AGT TGG GAA GAA GCG 1071
Leu Met Arg Ile Leu Leu Asp Glu Glu Gly Met Ser Trp Glu Glu Ala

320 325 330

TGG CAC ATT ACG ACC CAT ACG ATC GCT TAC ACA AAC CAT ACG ACG TTA 1119

Trp His Ile Thr Thr His Thr Ile Ala Tyr Thr Asn His Thr Thr Leu 335 340 345 350

TCC GAG CGC TTG AGA ATG GCG ATT CAT TTA TTT CAG CCG CTC TTG CCG 1167

Ser Glu Arg Leu Arg Met Ala Ile His Leu Phe Gln Pro Leu Leu Pro 355 360 365

CGC ATT TAT ATG ATC GTC GAG GAA ATT AAC GAA CGA TTT TGC CGT GAG 1215

Arg Ile Tyr Met Ile Val Glu Glu Ile Asn Glu Arg Phe Cys Arg Glu
370 375 380

CTA TGG GAA CGC TAC CCC GGC GAT TGG GGG CGG ATT GAA CAA ATG GCC 1263

Leu Trp Glu Arg Tyr Pro Gly Asp Trp Gly Arg Ile Glu Gln Met Ala 385 390 395

ATT ATC GCC CAT GGC GTG GTG AAA ATG GCG CAT TTG GCC ATC GCC GGC 1311

Ile Ile Ala His Gly Val Val Lys Met Ala His Leu Ala Ile Ala Gly
400 405 410

AGC CAT AGC GTC AAC GGA GTG GCG AAG CTG CAT ACA GAA ATT TTG AAA 1359

Ser His Ser Val Asn Gly Val Ala Lys Leu His Thr Glu Ile Leu Lys
415 420 425 430

CAG CGG GAA ATG CGC TTG TTT TAC GAA TGG GCG CCG CAC AAG TTT AAC 1407

Gln Arg Glu Met Arg Leu Phe Tyr Glu Trp Ala Pro His Lys Phe Asn 435 440 445

AAT AAA ACG AAC GGG GTG ACG CAT CGA CGT TGG CTG TTA AAA GCG AAC 1455

Asn Lys Thr Asn Gly Val Thr His Arg Arg Trp Leu Leu Lys Ala Asn 450 455 460

CCC GAG CTG TCG GCG TTG ATT ACC GAC ACG ACC GGT TCG CGC TGG ATT 1503

Pro Glu Leu Ser Ala Leu Ile Thr Asp Thr Thr Gly Ser Arg Trp Ile

465 470 475

His Glu Pro Glu Thr Leu Ile Glu Leu Lys Pro His Ala Ser Asp Pro

CAC GAG CCG GAA ACA CTG ATC GAG CTG AAA CCG CAT GCC TCC GAT CCG 1551

480 485 490

GCG TTC CAG CAG GCG CTT TCG GCC GTT AAG CAG CAG CGC AAA GGC AAG 1699

Ala Phe Gln Gln Ala Leu Ser Ala Val Lys Gln Gln Arg Lys Gly Lys

495 500 505 510

CTC GCT GCC CGC ATT TAT GAA AAG ACC GGG ATC CGT GTT GAT GAG TCG 1647

Leu Ala Ala Arg Ile Tyr Glu Lys Thr Gly Ile Arg Val Asp Glu Ser
515 520 525

TCC ATC TTT GAT GTG CAA GTG AAG CGG CTG CAC GCC TAC AAA CGA CAG 1695

Ser Ile Phe Asp Val Gln Val Lys Arg Leu His Ala Tyr Lys Arg Gln
530 535 540

CTG TTG AAT GTA CTG CAC ATT ATG TAT CTA TAC AAT CGT CTA AAA GAA 1743

(14)特開平10-14580 Leu Leu Asn Val Leu His Ile Met Tyr Leu Tyr Asn Arg Leu Lys Glu GAC CCG CAC TTC TCG ATT TAC CCA CGC ACG TTC ATC TTC GGA GCG AAA

Asp Pro His Phe Ser Ile Tyr Pro Arg Thr Phe Ile Phe Gly Ala Lys

GCG TCG CCT GGC TAC TAT TAC GCC AAG CGA ATC ATT AAG CTG ATT CAT Ala Ser Pro Gly Tyr Tyr Ala Lys Arg Ile Ile Lys Leu Ile His

TCG GTT GCC GAT AAG GTG AAC AAT GAC AAA CAG ACG AAC GAG CAG CTC Ser Val Ala Asp Lys Val Asn Asn Asp Lys Gln Thr Asn Glu Gln Leu

AAA GTC ATT TTT TTA GAA AAC TAT CGC GTG TCG CTT GCG GAG GAA ATT Lys Val Ile Phe Leu Glu Asn Tyr Arg Val Ser Leu Ala Glu Glu Ile

TTC CCG GCT GCT GAT GTG AGC GAA CAA ATT TCA ACC GCG AGC ATA GAG Phe Pro Ala Ala Asp Val Ser Glu Gln Ile Ser Thr Ala Ser Ile Glu

GCG TCC GGG ACG GGC AAC ATG AAA TTT ATG ATG AAC GGG GCG CTC ACG Ala Ser Gly Thr Gly Asn Met Lys Phe Met Met Asn Gly Ala Leu Thr

CTC GGA ACG CTC GAT GGA GCG AAC GTC GAA ATC GCT GAA GCG GTC GGA Leu Gly Thr Leu Asp Gly Ala Asn Val Glu Ile Ala Glu Ala Val Gly

AAA GAA AAT ATG TTT TTG TTC GGG CTG ACC GCC GAA GAA GTG CTG AAC Lys Glu Asn Met Phe Leu Phe Gly Leu Thr Ala Glu Glu Val Leu Asn

TAC TAC GAA CAC GGC GGT TAC CGG GCG CAT GAA TAT TAC CAC CAC GAC Tyr Tyr Glu His Gly Gly Tyr Arg Ala His Glu Tyr Tyr His His Asp

AAA CGG ATT AAA CAA GTG GTC GAT CAA CTT GTG AAC GGC TTT TTC CCT Lys Arg Ile Lys Gln Val Val Asp Gln Leu Val Asn Gly Phe Phe Pro

GAT GTT GCT GAT TAC TTT GAG CCG ATT TAC GAC TCC TTG CTG ACG CAA

Asp Val Ala Asp Tyr Phe Glu Pro Ile Tyr Asp Ser Leu Leu Thr Gln

AAC GAC GAA TAT TTC GTT CTG CGC GAC TTT GCC GCT TAT ACC GAA GCG Asn Asp Glu Tyr Phe Val Leu Arg Asp Phe Ala Ala Tyr Thr Glu Ala

CAT GAG CGG GTG GAG GCC GCT TAC CGC GAC CCG GCA CGC TGG TGG TAT

His Glu Arg Val Glu Ala Ala Tyr Arg Asp Pro Ala Arg Trp Trp Tyr

ATG AGC GCG GTC AAC ATC GCG CAC TCC GGC TAC TTT GCA AGC GAC CGG

Met Ser Ala Val Asn Ile Ala His Ser Gly Tyr Phe Ala Ser Asp Arg

ACG ATC GCC GAG TAC GCC GTC GAT ATT TGG GGC ATT TCA CCA TCG ATG Thr Ile Ala Glu Tyr Ala Val Asp Ile Trp Gly Ile Ser Pro Ser Met

TGAGGCAAAA GCAAAATCAA GGGCGGTTGC GCACCAGTCA AGAAGTTTGG TGAATCACGG TTGCTGACCT TGATTGGGCG GCAACGGCAT GAACAGAAAA GAGACGTTCT GAACCAA

サイクロアミロース生成の概念を示す模式図である。

【図2】(a)はバチルスサチルス由来のグリコーゲン生合成系遺伝子群を示し、(b)はバチルスステアロサーモフィラスTRBE14株由来のグリコーゲン生合成系遺伝子群を示す。

【図3】精製した耐熱性ホスホリラーゼをSDSポリアクリルアミドゲル電気泳動した結果を示す。

【図4】耐熱性ホスホリラーゼの至適pHを示したグラフである。

【図 5】耐熱性ホスホリラーゼのpH安定性を示したグラフである。

【図 6 】耐熱性ホスホリラーゼの反応至適温度を示した グラフである。

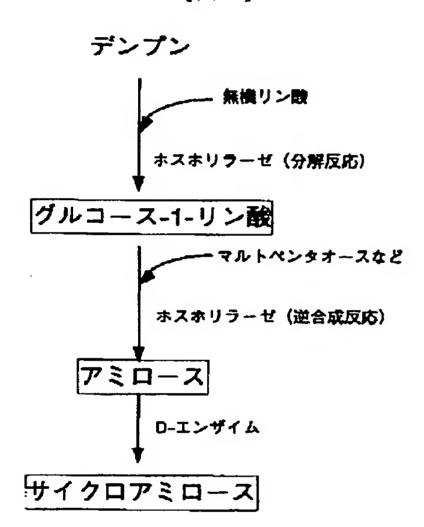
30

【図7】耐熱性ホスホリラーゼの耐熱性を示したグラフである。

【図8】耐熱性ホスホリラーゼを用い、モチトウモロコシデンプンからのグルコース-1-リン酸の生産を経時的に定量したグラフである。

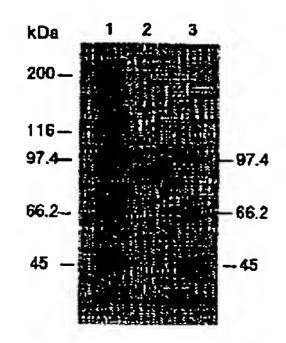
【図9】耐熱性ホスホリラーゼを用い、グルコース-1-リン酸からのアミロースの生産を経時的に定量したグラ フである。

[図1]



【図3】

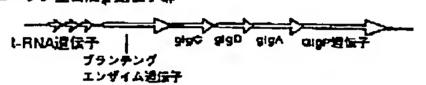
耐熱性ホスホリラーゼのSDS-ポリアクリルアミドゲル電気泳動



レーン1:分子量マーカー レーン2: 耐熱性ホスポリラーゼ レーン3:分子量マーカー

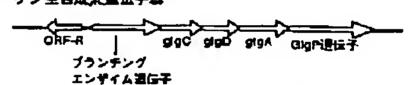
[図2]

(4) パチルスサチルス由来 のグリコーゲン生会成を選択手手



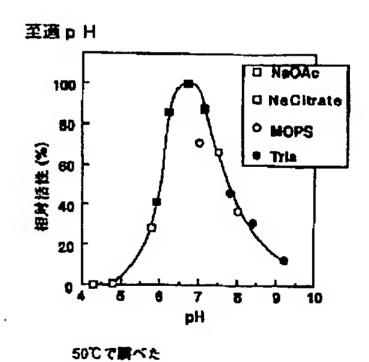
gigC.glgD,glgAはグリコーゲン生合成関連遺伝子

し) パチルスステアロサーモフィラスTRBE14株由来 のグリコーゲン生合成系置伝子群

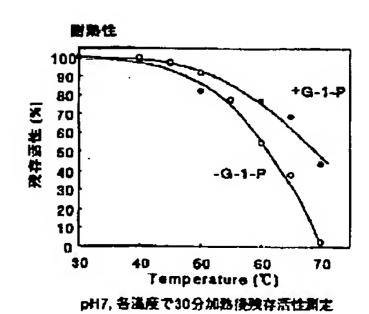


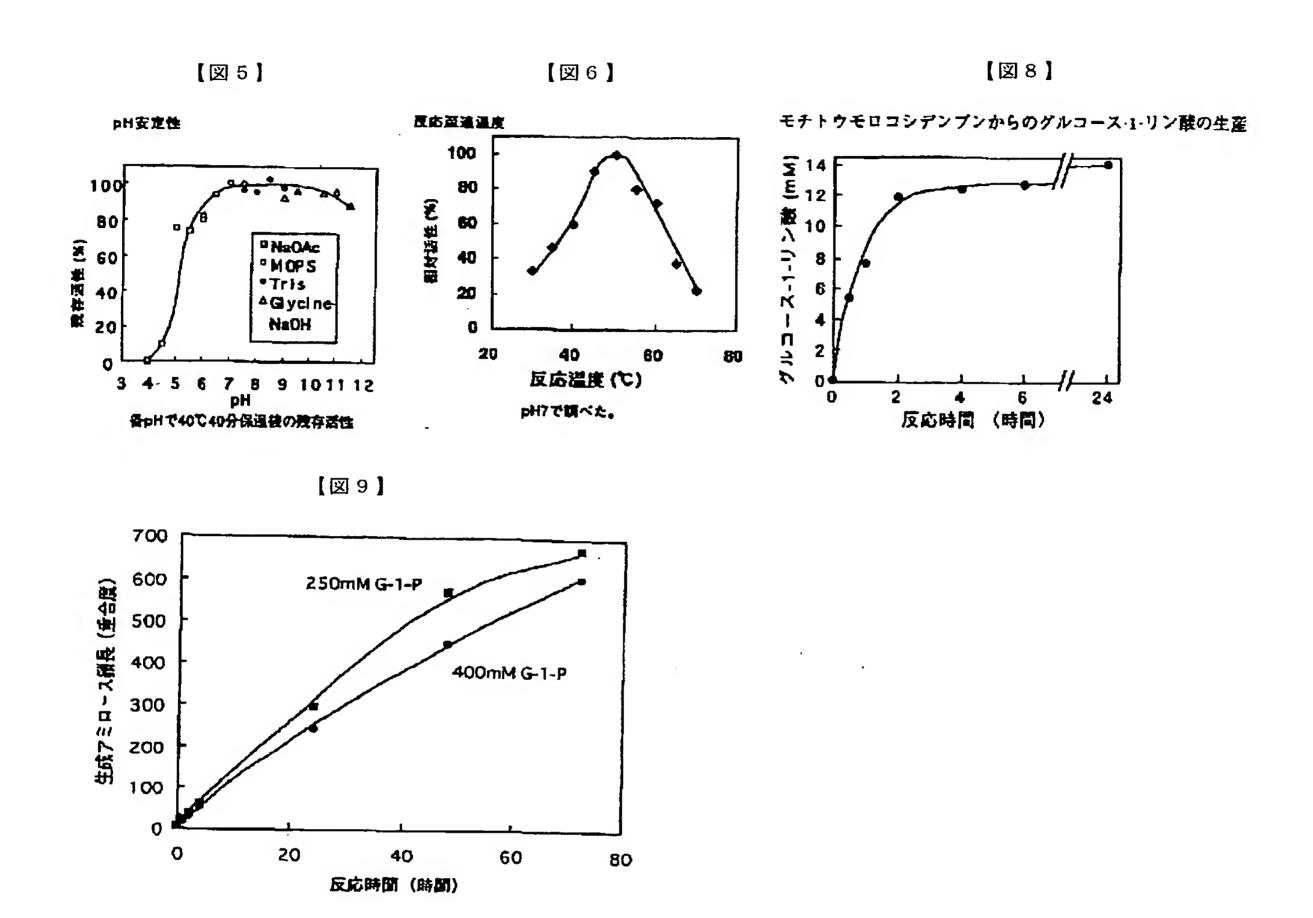
gigC,gigD,gigAはグリコーゲン生合成資差遺伝子 ORF-Rはグリコーゲンとは無関係の未知遺伝子

[図4]



【図7】





フロントページの続き

FI

技術表示箇所

審査請求 未請求 請求項の数 21 OL (全 16 頁)

(43)公開日 平成10年(1998) 1月20日

(54) 【発明の名称】 耐熱性ホスホリラーゼ、およびその製造方法

(71)出願人 江崎グリコ株式会社

大阪府大阪市西淀川区歌島4丁目6番5号

(21)出願番号	特願平8-176231	(51) Int. C16	識別記号	FI	技術表示箇所
(22)出願日	平成8年(1996)7月5日	C12N 15/09	ZNA	C12N 15/00 ZNA A	
		9/10		9/10	
		//(C12N 15/09	ZNA		
		C12R 1:07			
		(C12N 9/10			

(57)【要約】

【課題】 耐熱性ホスホリラーゼを提供すること、およびそれを利用したグルコース-1-リン酸またはα-グルカンの製造方法の確立

【解決手段】 耐熱性ホスホリラーゼをコードする遺伝子を単離し、高発現可能な発現ベクターに挿入し、大腸菌で発現させることにより、耐熱性ホスホリラーゼを単離する。単離は菌体抽出液を60℃で加熱処理し、遠心分離することにより簡単に行われる。耐熱性ホスホリラーゼを用いて60℃以上の温度で反応させることにより老化と雑菌汚染を伴わない、グルコース-1-リン酸およびαーグルカンの製造方法が提供される。

【発明の属する技術分野】本願発明は、新規な耐熱性のホスホリラーゼ、このホスホリラーゼをコードする遺伝子、このホスホリラーゼを発現する発現ベクター、このホスホリラーゼの製造方法、および耐熱性のホスホリラーゼを用いるグルコース-1-リン酸ならびにα-グルカンの製造方法に関する。

【特許請求の範囲】

【請求項1】 ホスホリラーゼであって以下の性質:

- 1)基質特異性: α -1,4-グルカンまたはグルコース-1-リン酸;
- 2)至適温度:50℃;
- 3)耐熱性:60℃においても耐熱性であり;および
- 4)pH安定性: pH6.5~11; を有する、ホスホリラーゼ。

【請求項2】 配列表の配列番号1の1位のMetから798 位のMetまでのアミノ酸配列を有する、請求項1に記載 のホスホリラーゼ。

【請求項3】 配列表の配列番号1の1位のMetから798 位のMetまでのアミノ酸配列中の1またはそれ以上のア ミノ酸の欠失、置換、あるいは付加による変異を有する ホスホリラーゼであって、該変異を含むホスホリラーゼ が、該変異を含まないホスホリラーゼと同等またはそれ 以上の比活性および耐熱性を有する、請求項1に記載の ホスホリラーゼ。

【請求項4】 前記ホスホリラーゼが、バチルス ステアロサーモフィラスTRBE14株由来である、請求項1に記載のホスホリラーゼ。

【請求項5】 請求項2または3のいずれかの項に記載のホスホリラーゼであって、比活性が大腸菌ホスホリラーゼよりも高い、ホスホリラーゼ。

【請求項6】 前記比活性が大腸菌グリコーゲンホスホリラーゼの少なくとも9倍である、請求項2または3のいずれかの項に記載のホスホリラーゼ。

【請求項7】 配列表の配列番号1の1位のMetから798 位のMetまでのアミノ酸配列をコードする配列を含む、 ホスホリラーゼ遺伝子。

【請求項8】 前記ホスホリラーゼ遺伝子が配列表の配列番号4に記載のDNA配列である、ホスホリラーゼ遺伝子。

(続き有)